· IAPZORECETETTO OS MAY 2006

Verfahren zur Untersuchung von Cytosin-Methylierungen in DNA-Sequenzen mittels hemimethylierungssensitiver Restriktionsenzyme

5

30

Die vorliegende Erfindung betrifft ein Verfahren zur Untersuchung von Cytosinmethylierungen in DNA-Sequenzen.

Hintergrund der Erfindung

10 5-Methylcytosin ist die häufigste kovalent modifizierte Base in der DNA eukaryontischer Zellen. Sie spielt eine wichtige biologische Rolle. u.a. bei der Transkriptionsregulation, beim genetischen Imprinting und in der Tumorgenese (zur Übersicht: Millar et al.: Five 15 not four: History and significance of the fifth base. In: The Epigenome, S. Beck and A. Olek, eds.: The Epigenome. Wiley-VCH Verlag 2003, S. 3-20).Weinheim Die Identifizierung von 5-Methylcytosin als Bestandteil genetischer Information ist daher von erheblichen 20 Interesse. Ein Nachweis der Methylierung ist allerdings schwierig, da Cytosin und 5-Methylcytosin das gleiche Basenpaarungsverhalten aufweisen. Viele der herkömmlichen. auf Hybridisierung beruhenden Nachweisverfahren vermögen daher nicht zwischen Cytosin 25 und Methylcytosin zu unterscheiden. Zudem geht die Methylierungsinformation bei einer PCR-Amplifikation vollständig verloren.

Die gebräuchlichen Methoden zur Methylierungsanalyse arbeiten im wesentlichen nach zwei unterschiedlichen Prinzipien. Zum einen erfolgt eine selektive chemische Umwandlung von nicht-methylierten Cytosinen in Uracil (Bisulfit-Behandlung), zum anderen werden

methylierungsspezifische Restriktionsenzyme benutzt. Die enzymatisch oder chemisch vorbehandelte DNA wird dann meist amplifiziert und kann auf unterschiedliche Weise analysiert werden (zur Übersicht: WO 02/072880 S. 1 ff).

5

10

15

20

25

30

Die herkömmlichen Verfahren leiden unter mehreren Nachteilen. So ist die Bisulfitbehandlung zeitarbeitsaufwendig. Zudem besteht die Möglichkeit, dass die DNA nur unvollständig umgesetzt und außerdem zum Teil degradiert wird. Eine Quantifizierung ist sowohl bei der chemisch wie bei der enzymatisch vorbehandelten DNA schwierig. Erforderlich hierzu ist eine Amplifikation, meist eine PCR. Dieser zusätzliche Arbeitsschritt ist mit mehreren Problemen verbunden, etwa der Gefahr bevorzugten Amplifikation bestimmter Sequenzen (sog. "Bias").

Das erfindungsgemäße Verfahren erfordert dagegen keine Amplifikation und erlaubt so eine schnellere und einfachere Analyse als die herkömmliche Methodik. Es ermöglicht zudem eine Quantifizierung. Im erfindungsgemäßen Verfahren wird die zu untersuchende DNA mit Oligonukleotiden eines definierten Methylierungszustandes hybridisiert. Dabei entstehen je nach Methylierungsstatus der zu untersuchenden DNA und der Oligonukleotide Hybride, die auf beiden DNA-Strängen entweder den gleichen oder einen unterschiedlichen Methylierungszustand besitzen. Anschließend werden die Hybride mit Restriktionsenzymen umgesetzt, wobei Restriktion von dem Methylierungszustand der Hybride abhängig ist. Über unterschiedliche

10

15

20

Detektionsmöglichkeiten kann dann auf den Methylierungsstatus der DNA geschlossen werden.

Eine Hybridbildung und eine anschließende, unterschiedliche Restriktion der unterschiedlich methylierten Hybride wird auch bei dem sog. Genomic Mismatch Scanning (GMS) benutzt. Hierbei handelt es sich um ein Verfahren zur Detektion von Polymorphismen. Dabei werden die DNA-Stränge zweier unterschiedlicher Individuuen miteinander hybridisiert, wobei die DNA eines Individuums zuvor durch Einsatz von Enzymen künstlich methyliert wurde. Die entstandenen Homohybride werden anschließend enzymatisch verdaut, während die Heterohybride weiter analysiert werden (siehe Nelson et al.: Genomic mismatch scanning: a new approach to genetic linkage mapping. Nat Genet. 1993 May; 4(1):11-8). Die künstliche Methylierung und die anschließende Restriktion dienen hier also der Isolierung Heterohybride. Eine der unterschiedlichen Nutzung Restriktion unterschiedlich methylierter DNA-Hybride zur quantitativen natürlichen Analyse der DNA-Methylierungsmuster ist bisher noch nicht beschrieben.

Beschreibung

25 Im erfindungsgemäßen Verfahren wird die zu untersuchende DNA mit Oligonukleotiden eines definierten Methylierungsstatus hybridisiert und anschließend mit bestimmten Restriktionsenzymen umqesetzt. Restriktionsenzyme sind in der Lage, CpG-Sequenzen 30 erkennen und zudem hemimethylierte DNA-Doppelstränge entweder von unmethylierten oder von homomethylierten DNA-Doppelsträngen zu unterscheiden. Diese

10

15

20

25

30

Restriktionsenzyme werden im folgenden als hemimethylierungssensitiv bezeichnet. Die Begriffe hemimethyliert, homomethyliert, unmethyliert und definierter Methylierungsstatus wie sind folgt zu verstehen: Sind die Cytosine in den zu untersuchenden CpG-Position methyliert, bilden sie mit so Oligonukleotiden, deren entsprechende CpG-Position nicht methyliert ist, Doppelstränge, bei denen diese spezielle CpG-Position nur auf einem Strang methyliert (hemimethyliert) ist. Das gleiche gilt für Hybride aus entsprechend methylierten Oligonukleotiden und unmethylierter zu untersuchender DNA. Sind dagegen sowohl Oligonukleotid wie DNA der CpG-Position auch an methyliert, resultiert ein auf beiden Seiten so methylierter Doppelstrang (Homomethylierung). Umgekehrt entstehen, wenn die CpG-Positionen sowohl in der untersuchenden DNA Oligonukleotid wie im auch unmethyliert sind, unmethylierte Doppelstränge. Begriffe hemimethyliert, homomethyliert und unmethyliert beschreiben im folgenden also nicht den Gesamt-Methylierungszustand der DNA, sondern nur den Zustand an einzelnen CpG-Positionen innerhalb der DNA. Unter einem definierten Methylierungsstatus ist zu verstehen, dass die Cytosine der eingesetzten Oligonukleotide in den CpG-Positionen, die den zu untersuchenden CpG-Positionen in der DNA entsprechen, entweder unmethyliert oder an der 5-Position methyliert vorliegen.

Das erfindungsgemäße Verfahren zur Methylierungsanalyse besteht aus folgenden vier Schritten:

- a) die zu untersuchende DNA wird an Oligonukleotide eines definierten Methylierungsstatus hybridisiert,
- b) die Hybride werden mit mindestens einem hemimethylierungssensitiven Restriktionsenzym umgesetzt,
- 5 c) es wird detektiert, ob eine Restriktion stattgefunden hat,
 - d) es wird auf den Methylierungszustand der untersuchten DNA geschlossen.
- 10 Im ersten Schritt des erfindungsgemäßen Verfahrens wird die zu untersuchende DNA an Oligonukleotide hybridisiert. Dies kann sowohl in Lösung wie auch an einer Festphase erfolgen. Die zu untersuchende DNA . kann unterschiedlichen Quellen diagnostische stammen. Für 15 Zwecke können als Ausgangsmaterial u.a. Gewebeproben, auch Körperflüssigkeiten, insbesondere dienen. Denkbar ist auch, die DNA aus Sputum, Stuhl, Urin oder Gehirn-Rückenmarks-Flüssigkeit zu verwenden. Bevorzugt wird die DNA aus den biologischen Proben 20 isoliert. Die DNA-Extraktion erfolgt nach Standardmethoden, aus Blut etwa unter Verwendung des Qiagen UltraSens DNA Extraktions-Kits. Die isolierte DNA wird dann etwa durch Umsatz mit herkömmlichen (nicht hemimethylierungssensitiven) Restriktionsenzymen 25 fragmentiert. Die Reaktionsbedingungen und die in Frage kommenden Enzyme sind dem Fachmann bekannt und ergeben sich etwa aus den von den Herstellern mitgelieferten Protokollen.
- Je nach dem später zu verwendenden Restriktionsenzym sind die Oligonukleotide an den Cytosin-Positionen, die von dem Restriktionsenzym erkannt werden, unmethyliert oder

der 5-Position methyliert. Für eine quantitative Analyse werden sowohl methylierte wie auch unmethylierte (s.u.). Die Oligonukleotide eingesetzt Synthese von unmethylierten entsprechend und methylierten Oligonukleotiden gehört zum Stand der Technik. In einer mehrere weiteren bevorzugten Variante werden Oligonukleotide unterschiedlicher Sequenz verwendet, dass eine Untersuchung mehrerer Methylierungspositionen gleichzeitig möglich ist.

10

15

20

25

30

5

In einer bevorzugten Ausführungsform tragen die Oligonukleotide zudem mindestens eine nachweisbare Markierung. Fachmann eine Vielzahl Dabei ist dem möglicher Markierungen bekannt. So können etwa Farbstoffe. Fluoreszenzmarkierungen, Radionuklide, elektrische Ladungsträger oder im Massenspektrometer nachweisbare Markierungen eingesetzt werden. Denkbar sind auch Peptid-Markierungen, die indirekt durch Bindung eines anders markierten Antikörpers nachgewiesen werden. Es sind auch chemische Markierungen möglich, die durch anders nachfolgende Umsetzung mit einem markierten Markermolekül sichtbar gemacht werden. Viele andere Markierungsmöglichkeiten gehören ebenfalls zum Stand der Oligonukleotide Technik. Bevorzugt tragen die unterschiedlicher oder unterschiedlichen Sequenz Methylierungsstatus unterschiedliche Markierungen.

In einer besonders bevorzugten Variante trägt das Oligonukleotid auf der einen Seite der Restriktionsstelle einer Fluoreszenzfarbstoff und auf der anderen Seite einen sog. "Quencher". Erfolgt eine Restriktion, so werden Farbstoff und Quencher getrennt, so dass das

Farbstoffsignal detektiert werden kann (Abb.1). Einsetzbare Farbstoffe und Quencher sind dem Fachmann bekannt.

- 5 Die Oligonukleotide sind bevorzugt an eine Festphase gebunden. Die Art der Festphase und Festphasenkopplung sind Stand der Technik. So kann es den Festphasen etwa funktionalisierte sich bei um Polymere, Metalle, Glas oder Halbleiter wie Silicium 10 handeln. Das Anbinden der Oligonukleotide kann u.a. über bifunktionale Linkermoleküle erfolgen, die an silanisierte Oberfläche gebunden werden oder etwa über Thioate oder Thiolmodifikationen im Oligonukleotid an Bromacetyl-derivatisierte Oberflächen oder Gold. 15 Bevorzugt sind die Oligonukleotide unterschiedlicher Methylierungsstatus Sequenz oder unterschiedlichen räumlich soweit voneinander entfernt, dass eine getrennte Detektion möglich ist.
- 20 In einer anderen bevorzugten Ausführungsform werden die Oligonukleotide auf eine sensitive Oberfläche aufgebracht, deren physikalische oder chemische Eigenschaften sich bei einer Restriktion meßbar verändern. Zu diesen meßbaren Eigenschaften gehören etwa 25 die die Leitfähigkeit, Eigenfrequenz oder die Oberflächenspannung. In einer besonders bevorzugten Variante besteht diese Oberfläche aus einem Kristall. Die Anbindung von DNA an Piezo-Kristalle ist (zur Übersicht: dem Fachmann bekannt Skladal: 30 Piezoelectric Ouartz Crystal Sensors Applied for Bioanalytical Assays and Characterisation of Affinity

15

20

25

30

Interactions. J. Braz. Chem. Soc., Vol.14, Nr.4, 491-502,
2003).

Die Hybrisierung der Oligonukleotide mit der zu untersuchenden DNA erfolgt unter Standardbedingungen.

Im zweiten Schritt des erfindungsgemäßen Verfahrens hemimethylierungssensitiven werden die Hybride mit Die Restriktionsenzymen umqesetzt. Auswahl der Restriktionsenzyme erfolgt nach der Sequenzspezifität der Enyzme und nach der zu untersuchenden diagnostischen oder wissenschaftlichen Fragestellung. Bevorzugt werden dabei Enzyme eingesetzt, die unmethylierte und hemimethylierte DNA bevorzugt gegenüber homomethylierter DNA schneiden. Geht man in diesem Fall von methylierten Oligonukleotiden aus, so können methylierte und unmethylierte Cytosinpositionen in der untersuchenden zu unterschieden werden. Denn die methylierte DNA bildet mit den methylierten Oligonukleotiden homomethylierte Hybride, die von dem Restriktionsenzym nicht geschnitten werden. Bei unmethylierter DNA entstehen dagegen hemimethylierte Hybride, die vom dem Restriktionsenzym erkannt und umgesetzt werden. Geht man dagegen von unmethylierten Oligonukleotiden aus, so entstehen mit der methylierten DNA hemimethylierte Hybride und mit der unmethylierten DNA unmethylierte Hybride. Beide Hybride so von dem Enzym qeschnitten, dass Unterscheidung zwischen methylierter und unmethylierter DNA bei Verwendung nicht-methylierter Oligos in diesem Fall nicht möglich ist. Der Einsatz der nichtmethylierten Oligonukleotide neben dem Einsatz methylierter Oligonukleotide derselben Sequenz erlaubt

jedoch eine Quantifizierung des Verfahrens. Aus dem Verhältnis beider Signale läßt sich das Verhältnis zwischen Gesamt DNA und methylierter DNA berechnen. Eine solche Quantifizierung ist einfach möglich, etwa wenn unmethylierte Oligonukleotide mit methylierte und unterschiedlichen Markierungen versehen oder wenn sie räumlich getrennt an eine Festphase gebunden (Abb.2). Dem Fachmann ist bekannt, wie er Angaben zu Enzymen erhält, die in dieser Ausführungsform einsetzbar die sind. Insbesondere bietet REBASE-Datenbank (http://rebase.neb.com/) vielfältige Informationen hemimethylierungssensitiven Restriktionsenzymen. Bevorzugt ist die Verwendung der folgender Enyzme: AcsiI; AdeI; AscI; HinPI; ClaI; EciI; HinP1I; Hpy99I; NruI; RsrII; SalI. Die Restriktionsstellen dieser Enzyme sind Anhang aufgeführt. Reaktionsbedingungen enzymatischen Umsetzung sind Technik und Stand der ergeben sich etwa aus den von den Herstellern gelieferten Protokollen.

20

25

5

10

15

In einer anderen Ausführungsform des erfindungsgemäßen Verfahrens die werden Enzyme eingesetzt, bevorzugt unmethylierte gegenüber hemimethylierter DNA homomethylierter DNA schneiden. Erforderlich ist dann die Verwendung unmethylierter Oligonukleotide (bzw. Quantifizierung zusätzlich der Einsatz methylierter Oligonukleotide). Nähere Informationen zu einsetzbaren Enzymen sind über die oben genannten Quellen verfügbar.

30 Sofern entsprechende Enzyme zur Verfügung stehen, ist es prinzipiell auch denkbar, mit Enzymen zu arbeiten, die keine unmethylierte, aber hemimethylierte und

homomethylierte DNA bzw. keine unmethylierte und hemimethylierte, aber homomethylierte DNA schneiden.

das erfindungsgemäße Es ist naheliegend, dass für biologisch Verfahren auch aktive Fragmente oder Modifikationen der Enzyme eingesetzt werden können. Mit zunehmendem Erfolg des Enzymdesigns ist Zwecke Verwendung speziell zum dieser Erfindung konstruierter Enzyme denkbar.

10

15

20

25

5

Erfindungsgemäß ist es auch, mehrere unterschiedliche Restriktionsenzyme gleichzeitig oder nacheinander in Kombination mit verschiedenen Oligonukleotiden einzusetzen, um so den Methylierungszustand mehrerer unterschiedlicher Cytosinpositionen zu untersuchen.

Ιm dritten Schritt erfindungsgemäßen Verfahrens des erfolgt die Detektion. Dieser Schritt erfolgt je nach Versuchsansatz der Technik. Werden nach dem Stand markierte Oligonukleotide eingesetzt, so können Markierungen entweder der ungeschnittenen Oligonukleotide oder der Restriktionsfragmente detektiert werden. einer Festphasenanwendung ist es zudem möglich, Restriktionsfragmente nachzuweisen, die sich in Lösung befinden oder die Fragmente, die an der Festphase gebunden sind (etwa bei Verwendung eines Quenchers). Bei Kopplung der Oligonukleotide an eine sensitive Oberfläche die sich durch die Restriktion verändernden chemischen oder physikalischen Eigenschaften gemessen.

Aus dem detektierten Signal wird dann im vierten Schritt auf den Methylierungsstatus der DNA geschlossen und der Anteil der methylierter DNA bestimmt.

5 Werden krankheitsspezifische Cytosinpositionen untersucht, so eignet sich das erfindungsgemäße Verfahren insbesondere auch zur Diagnose von Krebserkrankungen oder anderen mit einer Veränderung des Methylierungsstatus assoziierten Krankheiten. Hierzu gehören u.a. CNS-10 Fehlfunktionen, Aggressionssymptome oder Verhaltensstörungen; klinische. psychologische und soziale Konsequenzen von Gehirnschädigungen; psychotische Störungen und Persönlichkeitsstörungen; Demenz und/oder assoziierte Syndrome; kardiovaskuläre Krankheit, 15 Fehlfunktion und Schädigung; Fehlfunktion, Schädigung gastrointestinalen oder Krankheit des Traktes; Fehlfunktion, Schädigung oder Krankheit des Atmungssystems; Verletzung, Entzündung, Infektion, Immunität und/oder Rekonvaleszenz; Fehlfunktion, 20 Schädigung oder Krankheit des Körpers als Abweichung im Entwicklungsprozess; Fehlfunktion, Schädigung oder Krankheit der Haut, der Muskeln, des Bindegewebes oder der Knochen; endokrine und metabolische Fehlfunktion, Schädigung oder Krankheit; Kopfschmerzen oder sexuelle 25 Fehlfunktion. Das erfindungsgemäße Verfahren eignet sich außerdem zur Vorhersage unerwünschten von Arzneimittelwirkungen Unterscheidung und zur von Zelltypen oder Geweben oder zur Untersuchung der Zelldifferenzierung.

30

Gegenstand der Erfindung ist auch die Verwendung hemimethylierungssensitiver Restriktionsenzyme zur

10

15

Methylierungsanalyse und zum Nachweis der oben genannten, mit einer Veränderung des Methylierungsstatus assoziierten Krankheiten, insbesondere die Verwendung der Enzyme: AcsiI; AdeI; AscI; HinPI; ClaI; EciI; HinPII; Hpy99I; NruI; RsrII; SalI zu den oben genannten Zwecken.

Eine bevorzugte Ausführungsform der Erfindung besteht in einen Teststreifen, auf dem Oligonukleotide mit einem unterschiedlichen Methylierungsstatus und/ oder einer unterschiedlichen Sequenz immobilisiert sind. Dieser Teststreifen wird in einer temperierten Minikammer mit der zu untersuchenden DNA hybridisiert. Restriktion und Detektion erfolgen anschließend in einem Schritt, etwa in Küvette, in der die Absorbtionsspektren verwendeten Farbstoffe gemessen werden (Abb.3). In einer bevorzugten Ausführungsform diffundieren Restriktionsfragmente zu einer weiteren Phase und führen dort zu nachweisbaren Folgereaktionen.

Gegenstand der vorliegenden Erfindung ist auch ein Kit, bestehend aus unterschiedlichen, immobilisierten Oligonukleotiden, mindestens einem hemimethylierungssensitiven Restriktionsenzym und den erforderlichen Restriktionspuffern.

25

30

Anwendungsbeispiel

Das folgende Beispiel soll die Anwendung des erfindungsgemäßen Verfahrens zur Charakterisierung von Tumoren veranschaulichen. Ein Tumor tritt in zwei unterschiedlichen Typen (A und B) auf, die jeweils eine unterschiedliche Behandlung erfordern. Die beiden Typen sind jedoch nicht ohne weiteres aufgrund morphologischer

10

15

20

25

30

Merkmale zu diagnostizieren; sie unterscheiden sich aber durch ihren Methylierungsstatus: ein CpG-Basenpaar, das innerhalb der Basenfolge GCGC in der Mitte eines bekannten Sequenzkontextes liegt, ist in Tumortyp A methyliert methyliert, während im Тур В nicht es vorliegt. Untersuchung wird die DNA Zur aus dem Tumorqewebe mit einem kommerziell erhältlichen Kit extrahiert. Es erfolgt eine thermische Denaturierung der DNA und eine anschließende Hybridisierung mit einer exakten 1:1 Mischung der beiden synthetischen Oligomere C und D. Diese besitzen die gleiche Basensequenz (komplementär zu der zu untersuchenden DNA), unterscheiden sich jedoch im Methylierungsstatus. Das CpG, das dem CpG entspricht, dessen Methylierung bestimmt werden soll, ist bei C unmethyliert, bei D methyliert. C tragen unterschiedliche Fluoreszenz-Farbstoff-Quencher-Kombin-ationen, wobei sich jeweils an einem Ende des Oligonukleotids der Farbstoff und an dem anderen Ende ein Quencher befindet, der eine Detektion des Farbstoffs verhindert. Nach der Hybrisierung erfolqt eine Restriktion der gebildeten DNA-Oligonukleotid-Hybride. Dazu wird zu der DNA eine hohe Menge des hemimethylierungssensitiven Restriktionsenzyms hinzugefügt. Dieses Enzymes schneidet im Sequenzkontext GCGC hemimethylierte und unmethylierte DNA, nicht jedoch homomethylierte Mit Hilfe DNA. eines temperierten Fluoreszenzphotometers wird die Zunahme der beiden (nicht mehr durch den Quencher blockierten) Farbstoffe bei Fortschritt der Reaktion mit der Zeit gemessen. Nur die Kombination aus methylierter DNA aus dem Tumorgewebe mit methylierten Oligomeren, in diesem Falle also A und D, führt zu beidseitig methylierter DNA. Diese DNA wird von

10

15

20

25

30

dem Restriktionsenzym nicht geschnitten, so dass kein Farbstoff freigesetzt wird. Der Anteil der methylierten DNA in der untersuchten Tumorprobe läßt sich durch das Verhältnis der freigesetzten Farbstoff der beiden Oligonukleotide D und C bestimmen. Dieser Wert erlaubt eine Aussage über den Tumortyp und somit eine optimale Behandlung.

Kurze Beschreibung der Figuren

Fig.1 zeigt eine bevorzugte Ausführungsform der Erfindung unter Verwendung eines Farbstoff-Quencher-Paares. Dabei ist ein methyliertes Oligonukleotid an eine Festphase Oligonukleotid trägt einen Farbstoff qebunden. Das (Fünfeck) und einen Ouencher (Viereck). Die untersuchende DNA wird an die Oligonukleotide hybridisiert. Anschließend erfolgt der Umsatz mit einem Restriktionsenzym. Ist die zu untersuchende unmethyliert, so wird das Hybrid geschnitten. Farbstoff und Quencher werden getrennt, und ein Signal detektiert werden.

Fig.2 zeiqt eine bevorzugte Ausführungsform der Erfindung. Dabei werden zwei unterschiedliche Typen von Oligonukleotiden verwandt. Beide Oligonukleotide haben die qleiche Basensequenz. Sie unterscheiden sich Methylierungsstatus allerdings in ihrem undunterschiedliche Farbstoffe (Kreis bzw. Fünfeck). An die Oligonukleotide wird die untersuchende zu hybridisiert. Anschließend erfolgt eine Restriktion. Aus dem Verhältnis der Farbstoffsignale läßt sich der Methylierungsgrad der Probe (M) bestimmen.

Fig. 3 zeigt schematisch eine bevorzugte Ausführungsform der Erfindung. Dabei wird der Methylierungsstatus ein Tumorprobe mittels eines Teststreifens untersucht. Dazu wird die aus der Probe extrahierte DNA an auf einen Teststreifen fixierte Oligonukleotide hybridisiert (Schritt 1). Anschließend erfolgt eine Restriktion mit hemimethylierungssensitiven Restriktionsenzym. (Schritt 2). nach Methylierungsstatus Je untersuchenden DNA ergeben sich unterschiedliche Farbmuster B und C, Schritt 3). (A, Aus früheren Experimenten ist bekannt, welche Methylierungsmuster mit bestimmten Typen des Tumors assoziiert sind (4). Durch Vergleich mit diesen Daten lässt sich eine Aussage über eine erfolgversprechende Tumortherapie herleiten.

15

10

5

Anhang: Hemimethylierungssensitive Restriktionsenzyme

Die unten aufgeführten Enzyme zeigen eine Auswahl von möglichen, im erfindungsgemäßen Verfahren einsetzbaren Enzymen. Die Restriktionsstellen sind der REBASE-

Datenbank entnommen. Die auf der linken Seite dargestellten Konformationen werden geschnitten. In der Mitte ist die Restriktion verlangsamt und auf der rechten Seite ganz blockiert.

25 Tabelle 1

Adel

n5 C A C N N N G T G G T G N N N C A C

m5 CACHNHGTG GTGHNHCAC n5 ABCI

115 G G C G C G C G C C G C G C G G

m5 G G C G C G C C C C G C G C G G m5

m5
G G C G C G C C
C C G C G C G G
m5

m5 m5 G G C G C G C C C C G C G C G G m5 n5

n5 GGCGCGCC CCGCGCGG

> m5 G G C G C G C C C C G C G C G G m5

105 G G C G C G C C C C G C G C G G 105

HinPi

105 G C G C C G C G

n5 G C G C C G C G m5

Clai

115 A T C G A T T A G C T A

> n5 ATCGAT TAGCTA m5

```
ECII
 GGCGGA
CCGCCT
 G G C G G A
C C G C C T
   115
   115
 GGCGGA
 CCGCCT
 GGCGGA
 CCGCCT
     115
                                                  11.5
                                               G G C G G A
C C G C C T
m5 m5
          m5
 GGCGGA
 CCGCCT
 HinPii
                              m5
                             {\tt GCGC}
                             \mathbf{C} \cdot \mathbf{G} \cdot \mathbf{C} \cdot \mathbf{G}
                                                  115
                                                 G C G C
                                                 \mathbf{C} \; \mathbf{G} \; \mathbf{C} \; \mathbf{G}
                                                   n.5
       n5
 3 C G C
                                                     m5
                                                 GCGC
                                                \mathsf{C} \; \mathsf{G} \; \mathsf{C} \; \mathsf{G}
                                                n5
                                                     m5
                                                 GCGC
                                                 CGCG
                                                    п.5
нруээт
m5
CGWCG
GCNGC
                           CGWCG
                            GCWGC
                            m5
                                               n5 m5
                                                CGWCG
                                                GCWGC
                                                 n5 m5
```

```
Nrul
                  m5
                 ADDDDT
                 AGCGCT
                              115
                              TCGCGA
                              AGCGCT
                               mS
                              n5 m5
                              TEGEGA
                              AGCGCT
m5 m5
                    115
                 TCGCGA
                 AGCGCT
                                 mS
                              T C G C G A
A G C G C T
                                 m5
RSELL
                m5
                 G G G W C C G
                             n5
                             CGGWCCG
                             G C C W G G C
                              п5
                             ns ns
                             GCCWGGC
                              n5 n5
Sali
                 ES
GTCGAC
                 CAGCTG
                               n5
                              GTCGAC
                              CAGCTG
                                m5
                               ns ns
                              GTCGAC
                              CAGCTG
                       m5
                 GTCGAC
                 CAGCTG
                                   m5
                             G T C G A C
C A G C T G
                             115
                                  m5
                             GTCGAC
                              CAGCTG
                                 m5
```

Patentansprüche

1. Verfahren zur Untersuchung von Cytosinmethylierungen in DNA-Sequenzen, dadurch gekennzeichnet, dass a) die zu untersuchende DNA an Oligonukleotide eines definierten Methylierungsstatus hybridisiert wird, b) die Hybride mit mindestens einem hemimethylierungssensitiven Restriktionsenzym umgesetzt werden, c) detektiert wird, ob eine Restriktion stattgefunden hat, d) auf den Methylierungszustand der untersuchten DNA

15

- Verfahren gemäß Anspruch 1, dadurch gekennzeichnet, dass die Oligonukleotide an eine feste Phase gebunden sind.
- 3. Verfahren gemäß mindestens einem der voranstehenden Ansprüche, dadurch gekennzeichnet, dass die Oligonukleotide mindestens eine nachweisbare Markierung tragen.

geschlossen wird.

4. Verfahren gemäß mindestens einem der voranstehenden Ansprüche, dadurch gekennzeichnet, dass die Oligonukleotide mit einem Farbstoff und einem Quencher markiert sind, die bei einer Restriktion getrennt werden.

30

5. Verfahren gemäß mindestens einem der voranstehenden Ansprüche, dadurch gekennzeichnet, dass gleichzeitig sowohl methylierte wie auch unmethylierte Oligonukleotide derselben Sequenz verwendet werden.

6. Verfahren gemäß mindestens einem der voranstehenden Ansprüche, dadurch gekennzeichnet, dass die methylierten und unmethylierten Oligonukleotide unterschiedliche Markierungen tragen.

5

 Verfahren gemäß mindestens einem der voranstehenden Ansprüche, dadurch gekennzeichnet, dass mehrere Oligonukleotide unterschiedlicher Sequenz verwendet werden.

10

15

20

25

- 8. Verfahren gemäß mindestens einem der voranstehenden Ansprüche, dadurch gekennzeichnet, dass die Oligonukleotide an einer sensitiven Oberfläche immobilisiert sind, deren physikalische oder chemische Eigenschaften sich bei einer Restriktion messbar verändern.
- 9. Verfahren gemäß Anspruch 8, dadurch gekennzeichnet, dass es sich bei den veränderbaren Eigenschaften um Leitfähigkeit, Eigenfrequenz oder Oberflächenspannung handelt.
- 10. Verfahren gemäß mindestens einem der Ansprüche 8 bis9, dadurch gekennzeichnet, dass es sich bei derOberfläche um einen Piezo-Kristall handelt.
- 11. Verfahren gemäß mindestens einem der voranstehenden Ansprüche, dadurch gekennzeichnet, dass ein Restriktionsenzym verwandt wird, dass unmethylierte und hemimethylierte DNA bevorzugt gegenüber homomethylierter DNA schneidet.
- 12. Verfahren gemäß mindestens einem der voranstehenden Ansprüche, dadurch gekennzeichnet, dass das Enzym folgender Gruppe entnommen ist: AcsiI; AdeI; AscI; HinPI; ClaI; EciI; HinPII; Hpy99I; NruI; RsrII; SalI.

- 13. Verfahren gemäß mindestens einem der Ansprüche 1 bis 11 , dadurch gekennzeichnet, dass ein Restriktionsenzym verwandt wird, dass unmethylierte DNA bevorzugt gegenüber hemimethylierter und homomethylierter DNA schneidet.
 - 14. Verfahren gemäß mindestens einem der voranstehenden Ansprüche, dadurch gekennzeichnet, dass mehrere unterschiedliche Restriktionsenzyme gleichzeitig oder nacheinander eingesetzt werden.
- 15. Verwendung der Verfahren gemäß den Ansprüchen 1 bis
 14 zur Diagnose von Krebserkrankungen oder anderen
 mit einer Veränderung des Cytosin-Methylierungsstatus
 assoziierten Krankheiten, zur Vorhersage von
 unerwünschten Arzneimittelwirkungen und zur
 Unterscheidung von Zelltypen oder Geweben oder zur
 Untersuchung der Zelldifferenzierung.

25

5

10

15

16. Verwendung von hemimethylierungssensitiven
Restriktionsenzymen zur Methylierungsanalyse,
insbesondere zur Diagnose von Krebserkrankungen oder
anderen mit einer Veränderung des CytosinMethylierungsstatus assoziierten Krankheiten, zur
Vorhersage von unerwünschten Arzneimittelwirkungen
und zur Unterscheidung von Zelltypen oder Geweben

oder zur Untersuchung der Zelldifferenzierung.

- 17. Verwendung gemäß Anspruch 16, dadurch gekennzeichnet, dass eines der folgenden Restriktionsenzyme verwendet wird: AcsiI; AdeI; AscI; HinPI; ClaI; EciI; HinPII; Hpy99I; NruI; RsrII; SalI.
- 18. Ein Teststreifen, auf dem Oligonukleotide mit einem unterschiedlichen Methylierungsstatus und/ oder einer

unterschiedlichen Sequenz immobilisiert sind, und der Restriktion und Detektion in einem Schritt erlaubt.

19. Ein Kit, bestehend aus immobilisierten
 Oligonukleotiden, mindestens einem
 hemimethylierungssensitiven Restriktionsenzym und den
 erforderlichen Restriktionspuffern.

Zusammenfassung

5

10

15

Die folgende Erfindung betrifft ein enzymatisches Verfahren zur Untersuchung von Cytosin-Methylierungen in DNA-Sequenzen. Dabei wird die zu untersuchende DNA an Oligonukleotide hybridisiert. Die Hybride werden mit Restriktionsenzymen umgesetzt, die in der Lage sind, hemimethylierte DNA-Doppelstränge entweder von unmethylierten oder von homomethylierten DNA-Doppelsträngen zu unterscheiden. Über unterschiedliche Detektionsmöglichkeiten kann der Methylierungsstatus der zu untersuchenden Cytosin-Positionen bestimmt werden. Das Verfahren eignet sich insbesondere zur Diagnose von Krebserkrankungen und anderer mit einer Veränderung des Methylierungsstatus assoziierten Krankheiten sowie zur Prognose unerwünschter Arzneimittelwirkungen.

Fig. 1

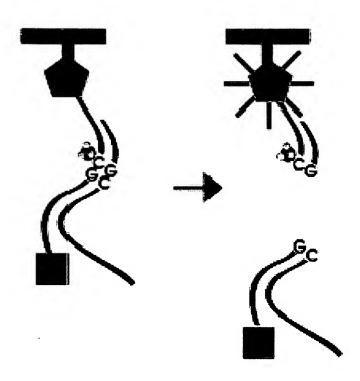


Fig. 2

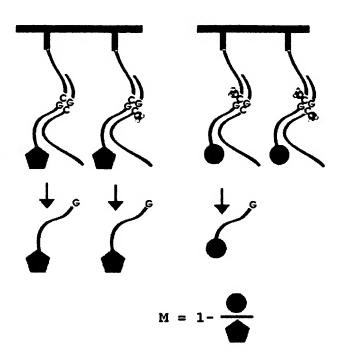


Fig. 3

